

# Fluctuation et régulation du volume cellulaire

Dans ce chapitre nous discutons la durée du cycle cellulaire et la division d'une cellule de se diviser. Cela demande de connaître les valeurs moyennes des propriétés physiques et parfois les fluctuations autour de ces valeurs moyennes, mais aussi la manière dont la cellule mesure, pour en réguler son volume.

## I. Comment une cellule mesure sa taille (volume) Amodeo Shethan

### 1. Mesure géométrique

L'article de Harris et Thérèt mesure surface et volume de la bactérie Coliphage croissante. La croissance du volume est exponentielle  $\frac{dV}{dt} = \alpha V$  et la perte est faite de peptidoglycane synthétisé équivalente  $\frac{dP}{dt} = \beta V$ . Ce qui donne  $V = V_0 e^{\alpha t}$  et  $A = \frac{\beta}{2} e^{\alpha t} + C$ . Le rapport surface/volume  $S = \frac{A}{V}$  relaxe alors exponentiellement vers une constante  $\beta/\alpha$ , ce que est leur valeur.

Les auteurs changent la croissance de la surface avec une drogue formamide qui inhibe la synthèse : la longueur et le diamètre croissent mais S décroît.<sup>10</sup>

Si la cellule se divise et pour créer des extrémités 1/2 synthétique et cela augmente S et requiert un β plus grand. La création de la paroi en plusieurs étapes : synthèse et incorporation, de modèle pour le contrôle de la division : pendant la croissance, la synthèse est plus grande que l'incorporation et la cellule accumule de peptidoglycane. La cellule se divise quand elle a accumulé suffisamment de peptidoglycane pour former les extrémités.

Une autre mesure géométrique est donnée par la bact. S. Pombe, le modèle classique est que la cellule mesure sa taille et déclenche la division à partir du gradient de pom1. Plusieurs articles dont celui de Pan et al dénoncent ce mécanisme et évoquent la protéine Cdr1p qui se présente sous 3 formes : une forme corticale de concentration  $O_c = \frac{N_c}{V}$ , une forme cytosolique de concentration  $N_c$  et une troisième forme  $A_c$  modèle où la protéine s'accumule dans le cortex sur une région de surface  $A_n$  qui croît moins vite que l'aire de la bact. quand la cellule croît.

les auteurs écrivent les équations cinétiques suivantes

$$\frac{dN_c}{dt} = \beta_2 A_c - \gamma N_c - \alpha O_c A_n$$

$$\frac{dN_n}{dt} = \alpha \Delta_c A_n - \gamma N_n \quad (\text{on fait deux modèles équivalents})$$

A l'état stationnaire, la densité dans la région nodale est  $\bar{N}_n = \frac{N_n}{A_n} = \frac{\beta p}{\gamma} \frac{1}{r/d + \frac{A_n}{A_c}} \approx \frac{\beta p}{\gamma} \frac{A_c}{A_n}$ . La densité de cycle

modulaire est donc un proxy pour l'aire de la cellule si  $A_n$  n'est pas constant. Cette densité peut donc réguler le comportement du cycle cellulaires de la bactérie S. Pombe.

## 2. Titration à modèle

Un exemple très simple de titration de protéines dans la bactérie

E. Coli pour réguler la réplication de l'ADN a été

proposé dans un article ancien de Donachie (1968). L'idée est que un activateur de réplication de concentration constante s'accumule aux origines de réplication par l'ADN (marche fixe). La réplication se déclenche pour un nombre critique d'activateurs sur le site. L'activateur le plus probable est la protéine DnaA. Un mécanisme similaire a été proposé pour la formation de l'anneau de FlsZ qui induit la cytocinèse.

Ce modèle est basé sur l'accumulation d'activateurs (sur les origines de réplication) - Sompayrac et Malke. Nous montrons ci-dessous un modèle de titration d'inhibiteur en détail Zhdanovskiy et al

## II Titres, sujets, addens

### 1. Mesure de la durée du cycle (titres)

La cellule est un tissu où elle entreprend la durée du cycle cellulaire. Si à la même génération le volume est  $V_n$  à la suivante  $V_{n+1} = V_n e^{k(t_a + \xi_n)}$ , où  $k$  est la taux de croissance et la densité totale du cycle et  $\xi_n$  le bruit sur ce temps.. On pose

$$x_n = \log \frac{V_n}{V_0} \quad x_{n+1} = x_n + k t_a - \log 2 + \xi_n. \quad \text{En moyenne } \langle \xi_n \rangle = 0$$

et pour que les cellules ne croissent pas de manière exponentielle  $k t_a - \log 2$  soit  $x_{n+1} = x_n + \xi_n$  et  $x_n = x_0 + \sum_{p=0}^n \xi_p$  ( $x_0 = 0$ )

Si l'écart type de  $\xi_n$  est  $\sigma = k \sigma_t$  ( $\approx 0,22$ ) et sa  $\sigma_{\text{titres}}$  nous montre

corrélés entre les générations  $\langle \Delta n \cdot \Delta v \rangle^2 = n \sigma^2$  ce qui veut dire que la variance de  $\Delta n$  augmente avec le nombre de générations. Le bruit de  $\Delta n$  a une distribution normale et le bruit de  $\Delta V_n$  une distribution log normale. La valeur moyenne est  $\langle \Delta V_n \rangle = V_0 e^{n \sigma^2/2}$  et la variance  $\langle (\Delta V_n)^2 \rangle = V_0^2 e^{\sigma^2 n} [e^{\sigma^2 n} - 1]$ . Elles divergent si  $n$  est grand. Ho, Lin, Arin

## 2. Mesure de la taille (size)

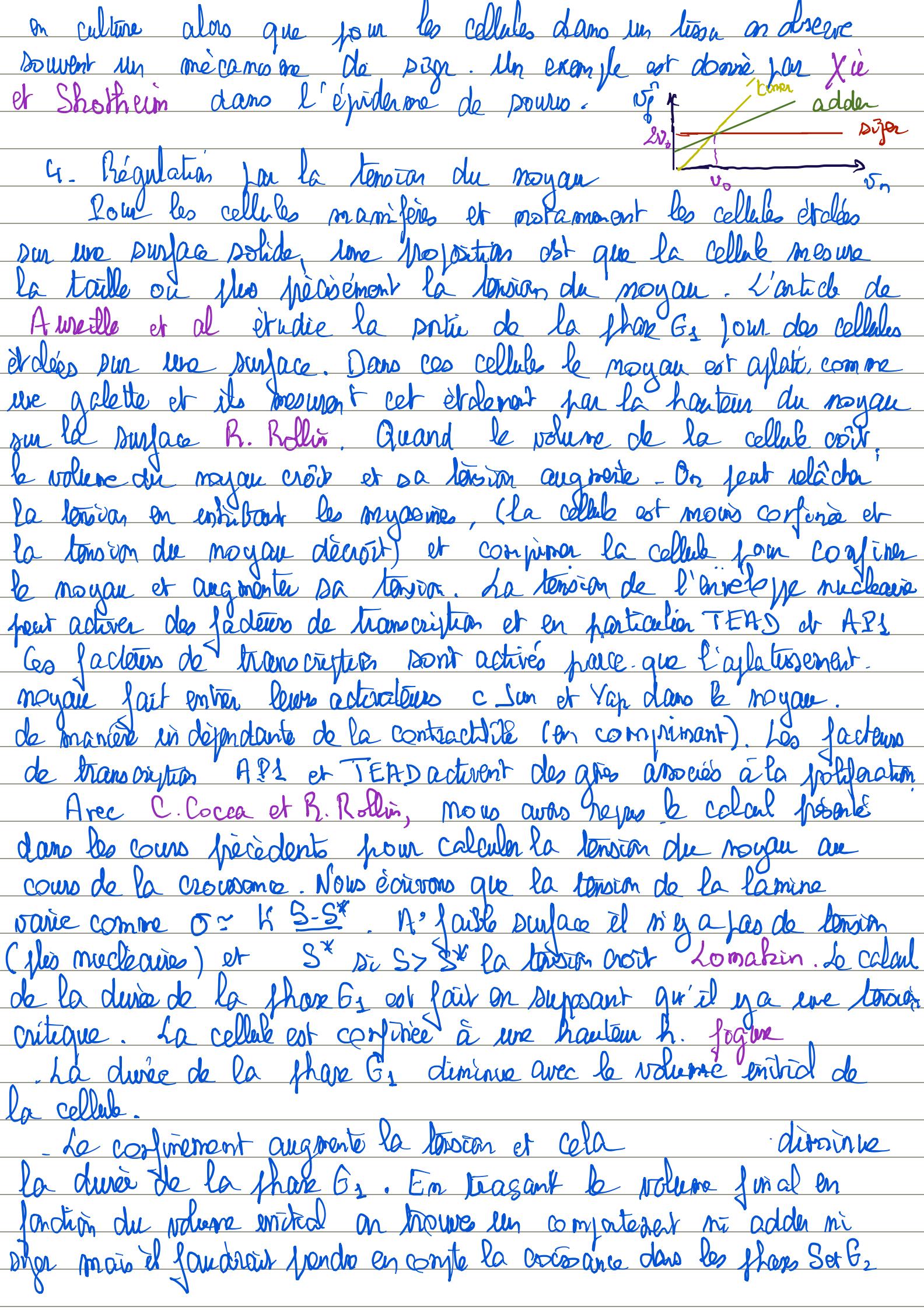
Une cellule est un signe de l'entrée dans la phase S. De fait pour une taille bien déterminée. Un modèle que nous avons donné de la bactérie Caulobacter prévoit que la régulation se fait par l'aire de la cellule et la cellule mesure bien sa taille Harris. L'étude de Pan et al sur la bactérie S. Pombe mesure aussi la taille. Mais la mesure de taille n'est pas faite à la fin du cycle cellulaire et n'implique pas que la taille après la division cellulaire est indépendante de la taille initiale (au bout près).

Un mécanisme de size regulation que les petites cellules ont soit une durée de la phase G<sub>1</sub> plus longue soit un taux de croissance plus rapide. Gingberg et al. montrent en utilisant des drogues qui bloquent le cycle cellulaire que les deux effets existent. Les cellules plus petites à l'origine ont aussi un taux de croissance plus rapide que moins pour la phase G<sub>1</sub>.

## 3. Addition de volume (adder)

Une autre stratégie (justifiée plus bas) est que la cellule peut ajouter à son volume initial une quantité fixe  $\Delta V_{add} = V_m + \Delta$ . Si on pose  $V_m = \Delta + V_n$ , on trouve  $V_{add} = V_m$ . La cellule relaxe vers un volume bien défini  $\Delta = V_n$  mais contrairement à la stratégie de mesure de taille. Ce mécanisme d'addition de volume est observé pour de très nombreuses cellules isolées. C'est le cas pour la levure des boulangeries Brotka mais aussi pour des bactéries Campe, et des cellules eukaryotes Cadet et al. et les archées Eun et al (Archaea H. salinarum)

Quand observe-t-on un adder ou un size? les "adders" ont une régulation plus douce qui est utilisée quand la taille de la cellule se fait au milieu du cycle cellulaire à la transition G<sub>1</sub>/S. Les sizes donnent une régulation plus stricte à la fin du cycle cellulaire. Le mécanisme adder est souvent observé pour les cellules



Rq Nous avons considéré une croissance purement déterministe dans lequel.

5. Mécanismes cellulaires pour le modèle d'addition

Les modèles ont été proposés notamment par le group de Shroff et al.: dilution des inhibiteurs et accumulation des inhibiteurs. Nous discutons le modèle de dilution des inhibiteurs pour la levure bourgeonnante. Soifer, Barker et al. Schrodler et al.

Le cycle de la levure est donné sur la figure Soifer. La cellule mère croît sans faire de bud jusqu'au point start. À ce point apparaît la cellule fille qui forme le bud. Pendant cette phase de croissance, la protéine Whi5 est en nombre  $\approx$  constant. Elle inhibe la régulation du cycle cellulaire Cln3. Au cours de la croissance elle est diluée et quand sa concentration devient plus faible qu'une valeur critique  $C_0$ , l'inhibition s'arrête et le bud peut se former. Le volume de la cellule à l'apparition du bud est  $V_m = x$ . Après l'apparition du bud, le volume de la cellule mère  $C_0$  reste constant ( $V_m$ ), le bud croît. Un nombre  $y$  de molécules Whi5 est produis pendant cette phase de budding et à la fin du budding le volume du bud est  $V_b = 2V_m$ . Si on suppose que les protéines Whi5 se répartissent au hasard, le volume total est  $(1+2)V_m$  et le nombre de molécules dans le bud juste avant le détachement est  $x' = (x+y) \frac{2}{1+2}$

Si à la génération  $i$ ,  $\frac{1}{1+2}$  le nombre de molécules dans la cellule mère est  $n_i$  à la génération  $(i+1)$  ce nombre est  $n_{i+1} = \frac{(x_i+y)}{1+2}$ . Le volume de la mère à la génération  $(i+1)$  est  $V_m^{i+1} = \frac{(x_i+y)^2}{1+2}$ . Le volume de la cellule à la génération  $(i+1)$  est  $(1+2)V_m^{i+1} = (1+2)V_m^i = \frac{(x_i+y)^2}{1+2} = \frac{2x_i}{1+2} + \frac{2y}{1+2}$ . Or le volume initial

de la cellule à la génération  $(i+1)$   $V_m^{i+1}$  est le volume final du bud à la génération  $i$   $V_m^{i+1} = V_b^i = \frac{2x_i}{1+2}$ . On trouve donc  $V_b^{i+1} = V_m^{i+1} + \Delta$  avec  $\Delta = \frac{2y}{1+2}$  qui ne dépend pas de la génération Soifer, Robert Amon

La condition pour que la cellule se comporte comme un additif

est que le nombre de molécules de Whi5 synthétisées après le début du budding est constant (avec éventuellement du bruit comme nous le verrons ensuite). Dans ce cas, on trouve bien un modèle d'addition de volume.

Par des expériences originales de Schmoller et al trouver que la répartition de Whi5 n'est pas aléatoire entre cellules mère et fille, ce qui n'est pas le cas de Soffer et al.

Si le bruit est dans un régime de croissance exponentielle  $N_f = N_m + \Delta = N_m e^{kt_d}$  soit  $t_d = \frac{1}{k} \log\left(1 + \frac{\Delta}{N_m}\right)$

Ces idées ont été appliquées à d'autres cellules : bactéries *Campy* et *Escherichia coli* ou de cellules animales Zalikovszky et al. Voir la revue de Xu et al. La potence diluée est Rb n'interagit pas

### III Modèles de régulation de la taille des cellules Amri et al

#### 1. Volume de la cellule à la division

L'idée est qu'une cellule a un volume critique qu'elle souhaite atteindre pour se diviser. Pour undivider  $N_a = \text{cste}$ ,  $N_a = N_m + \Delta$  pour un adder et pour un timer  $N_a = N_m e^{kt_d}$ . Par souci de simplicité nous supposons que la croissance est exponentielle. La cellule ne se divise pas exactement lorsqu'elle atteint le volume  $N_a$  mais à un volume  $N_d$  qui correspond au volume  $N_a + \Delta$  une erreur ou du bruit. La cellule se divise alors en deux cellules soit de même taille si la division est symétrique soit de volumes inégaux si la division n'est pas symétrique.

A. Amri et ses collaborateurs génératoient ce problème en considérant que le volume critique est  $N_a = f(N_m)$ . Le temps de division critique est alors tel que  $e^{kt_d} N_m = N_d$ , soit  $t_d = \frac{1}{k} \log \frac{N_d}{N_m}$ . A cause des fluctuations, la cellule se divise à un volume  $N_d$  en  $\Delta$  qui diffère de  $N_d$  et la durée du cycle est  $t_d = \frac{1}{k} \log \frac{N_d}{N_d - \Delta}$ . Le volume de la cellule à la génération suivante est  $N'_m = \frac{N_d}{N_d - \Delta}$  si la division est symétrique. La source du bruit peut être  $N_a$ ,  $t_d$ ,  $k$  ou l'asymétrie de la division.

L'idée la plus simple est alors de supposer que le bruit est une "erreur" sur  $N_a$ :  $N_d = N_a + \xi_0$ . Si la taille

à la masse est fixée et où la distribution de bruit est Gaussienne, la distribution du volume  $V_d$  est aussi Gaussienne. Nous savons alors que le bruit  $\xi_v$  n'est pas corrélé entre les générations et donc qu'il n'est pas corrélé avec le volume à la naissance de la cellule qui dépend du bruit dans les générations précédentes.

Cadant 2-3

Une autre source de bruit est le temps de division  $t_d = \frac{1}{k} \log \left[ \frac{f(v_n)}{v_n} \right] + \xi_t$ , soit  $t_d = t_0 + \xi_t$ .

On suppose aussi que le bruit est Gaussien et décorrélé entre les générations. Si on fixe le volume à la naissance, le temps de division  $t_d = \log \frac{V_d}{V_n}$  a une distribution normale. Le volume à la division a donc une distribution log normale. A ce niveau pour les bactéries E. Coli et pour la levure du boulanger la distribution de volume correspond mieux à une distribution log normale. Je vais utiliser ici le bruit sur le temps mais le bruit sur le volume ou le taux de division peut aussi être traité.

Pour traiter simultanément tous les modes de divisions (addition temps ou taille mesurée), A. Amri introduit un modèle plus général pour le volume cible

$N_a = f(N_n) = L N_m^{1-\alpha} N_o^\alpha$ . Si  $\alpha=0$  ce modèle correspond à un temps  $N_a = e^{kt_a} N_m = L N_m$ . Si  $\alpha=1$   $N_a = L N_o$  est indépendant du volume à la naissance et cela correspond à un SDE. Les autres valeurs de  $\alpha$  entrent sont donc des comportements intermédiaires. des articles expérimentaux de Campos (bactéries) Eun et al. et Sofia (levures) qui proposent un mécanisme par addition de volume sont bien décrits par un exposants  $\alpha = 1/2$ .

Si la régulation est assez stricte on peut linéariser  $f(N_n)$  autour de la valeur moyenne  $\langle v_n \rangle \approx V_o^{(3)}$   $f(N_n) = f(\langle N_n \rangle) + N_n - \langle N_n \rangle$   $f'(N_n) \approx f'(V_o) + f'(V_o)(N_m - V_o)$ . Or  $f'(V_o) = 2V_o$  et  $f'(V_o) = L(1-\alpha)$ . Ceci donne  $f(N_n) = L V_o + L(1-\alpha)(V_n - V_o)$ . Si  $\alpha=1$  on retrouve le comportement du SDE et si  $\alpha=0$  le comportement de temps. Si  $\alpha = \frac{1}{2}$   $f(N_n) = V_o + V_n$  ce qui est bien le comportement de "add<sup>2</sup>" avec  $\Delta = V_o -$

Nous décrivons la cellule par la variable  $x = \log \frac{N}{V_0}$ . Le volume à la génération est  $N_d = N_0 e^{k \xi_t} = N_0 e^{k \xi_t} (t_d = \xi_t + t_0)$

$$\text{Soit } x_d = x_0 + k \xi_t = \log \left[ \frac{(N_d)}{t_d} \right] + k \xi_t \text{ et on}$$

$$\text{Reportant } x_d = \log \frac{N}{V_0} + (1-\alpha) x_0 + k \xi_t$$

Si l'on étudie  $x$  à la main alors pour les générations étoiles  $x_{i+1} = (1-\alpha)x_i + k \xi_t$ . On trouve alors une équation de l'angle de régression. (Nous avons supposé la division parfaitement synchronique).

$$\text{En calculant par récurrence } x_i = x_0 (1-\alpha)^i + \sum_{j=0}^{i-1} (1-\alpha)^{i-j-1} (k \xi_j)$$

Si nous étudions une cellule après de nombreux divisions le terme linéaire devient nul et  $\langle x_i \rangle = 0$  (car pour tous  $j$   $\langle \xi_j \rangle = 0$ ). On calcule la variance  $\sigma_x^2 = \sum [1-\alpha]^2 \sum_{j=0}^{i-1} k^2 \sigma_{\xi_j}^2$  où  $\sigma_{\xi_j}^2 = \langle \xi_j^2 \rangle$  est la variance du  $j^{\text{e}}$  bruit. On calcule le rapport de la série géométrique en l'étendant à  $i = +\infty$

$$\sigma_x^2 = (k \sigma_{\xi_t})^2 \frac{1}{1-(1-\alpha)^2} = (k \sigma_{\xi_t})^2 \cdot \frac{1}{\alpha(2-\alpha)}$$

que la distribution de  $x$  est normale. La distribution de  $N$  est log-normale  $\langle N_i \rangle = N_0 \exp \left( \frac{(k \sigma_{\xi_t})^2}{2\alpha(2-\alpha)} \right)$  et  $\langle N_i^2 \rangle = \exp \left( \frac{2(k \sigma_{\xi_t})^2}{\alpha(2-\alpha)} \right)$  soit

une variance  $\sigma_N^2 = N_0^2 \exp \left[ \frac{(k \sigma_{\xi_t})^2}{\alpha(2-\alpha)} \right] \left[ \exp \left[ \frac{(k \sigma_{\xi_t})^2}{\alpha(2-\alpha)} \right] - 1 \right]$  et si  $k \sigma_{\xi_t} \ll 1$  alors que la régulation du volume est stable  $\sigma_N^2 = N_0^2 \frac{(k \sigma_{\xi_t})^2}{\alpha(2-\alpha)} \text{ et } CV(N) = \frac{\sigma_N}{\langle N \rangle}$

Rq Si  $\alpha = 0$  pour un temps à la fois la position moyenne et la variance du volume divergent.

En utilisant la même méthode et en supposant que le bruit est petit on peut calculer plusieurs fonctions de corrélation  $\langle x_{i+1} x_i \rangle = (1-\alpha) \sigma_x^2$  et  $\langle \delta N_{i+1} \delta N_i \rangle = N_0^2 (1-\alpha) \sigma_x^2$ . La corrélation est positive : si le volume à une génération est plus grand que le volume moyen  $V_0$  il l'est aussi à la génération suivante.

Le coefficient de variation normalisé par la fluctuation de  $x_i$

$$CV(x_{i+1} x_i) = \frac{\langle x_{i+1} x_i \rangle - \langle x_i \rangle^2}{\langle x_i^2 \rangle - \langle x_i \rangle^2} = 1-\alpha = CV(N_m^{i+1}, V_n^i)$$

Coefficient de variation s'annulant lors d'un drap ( $\delta V_i = V_i - V_0$ )  $x = \log \frac{N}{V_0} = \log \left( 1 + \frac{\delta V}{V_0} \right) = \frac{\delta V}{V_0}$

On peut aussi calculer les fluctuations du temps de division

$$\delta_{td} = \text{Log} \left[ \frac{t_{td}}{\bar{t}_{td}} \right] + k \xi_t = \text{Log} \lambda - \alpha z + k \xi_t . \quad (\text{ce qui donne})$$

$$\langle \delta_{td} \rangle = \text{Log} \lambda \text{ et } \sigma_{td}^2 = \frac{2}{(2-\alpha)} \sigma_x^2 = \frac{2 \alpha \sigma_x^2}{2-\alpha} \quad \text{Si } \alpha=0 \quad \sigma_{td}^2 = \sigma_x^2$$

$$\delta_{td} = t_{td} - \langle t_{td} \rangle = \frac{\xi_t^2}{\lambda}$$

comme attendu  $\langle t_{td} \cdot \xi_t^2 \rangle = \xi_t^2$ . Pour les corrélations entre les générations  $\langle \delta_{td}^{(i+1)} \delta_{td}^{(i)} \rangle = -\frac{1}{k^2} \sigma_x^2 \alpha^2$  et  $\text{CV}(t_{td}^{(i+1)}, t_{td}^{(i)}) = -\frac{\alpha}{2}$ .

Si un temps de division est plus long que la moyenne, le temps de division de la génération suivante est plus court. (sauf pour le terme de l'effet où d'autant plus grand que  $\alpha$  est grand, pour les signes).

On peut aussi calculer les corrélations croisées entre temps et volume

$$\langle x \delta_{td} \rangle = -\frac{\alpha}{k} \sigma_x^2 \quad \text{et} \quad \langle N_m \delta_{td} \rangle = -\frac{N_0 k}{2-\alpha} \sigma_x^2, \quad \text{La corrélation}$$

est négative et si la taille à la moitié est plus grande, le temps de division est plus court. L'effet est plus grand pour un signe.

$$\text{Le coefficient de variation associé est } \text{CV}(N_m, t_{td}) = \frac{\langle x \delta_{td} \rangle}{\sigma_x \sigma_{td}} = -\sqrt{\frac{\alpha}{2}}$$

La mesure du coefficient de variation de toutes ces variables donne une manière quantitative de distinguer entre les modes de croissance par addition et par croissances de taille. Cela donne une autre méthode de différencier un additif d'un signe : fonction  $N_\alpha = f(N_m)$ , et faire qu'il fait plusieurs générations à un additif pour relaxer vers la taille moyenne  $\Delta$ .

On peut aussi calculer la mémoire de la division  $f(t) = \frac{\langle x_{i+t} x_i \rangle}{\sigma_x^2}$

$$= (1-\alpha)^t. \quad \text{La mémoire décroît de manière exponentielle sur un temps}$$

$$t_m = \frac{ta}{(\log(1-\alpha))} \quad \text{figuré}$$

Ce modèle utilise une forme très particulière de la fonction  $f(x)$  qui décrit bien les additifs uniquement à l'addition linéaire autour de la moyenne  $\langle v \rangle \approx N_0$ . Marzatam et Amri présentent une étude d'un autre modèle qui décrit plus exactement l'addition de volume

Sur lequel le volume cellulaire est  $N_a = f(N_n) = C N_n + \Delta = 2(1-\alpha) N_m + \Delta$ . Le modèle d'addition correspond à  $\alpha = \frac{1}{2}$ .  $C=1$  est le modèle de croissance de taille  $\alpha=1$ , c.-à-d. deux types de bruits sont pris en compte un bruit sur le temps de division et un bruit sur le volume final ajouté à  $\Delta$ . Le volume à la division est

$$V_d = f(N_n) e^{k\bar{\xi}_t} + \bar{\xi}_n$$

Le modèle calcule la probabilité  $P_j(w)$  d'avoir un volume  $N_m = w$  à la naissance  $P_{j+1}(w) = \int_{\mathbb{R}} K(w, w') P_j(w') dw'$  où le moyen  $K$  peut être calculé explicitement.

En fait on peut dans un régime stationnaire où  $P_j$  est indépendant de  $j$  calculer la valeur moyenne directement

$$\langle N_g \rangle = \frac{1}{2} \langle f(N_t) \rangle \langle e^{k\bar{\xi}_t} \rangle \text{ où les deux moyennes sont décorrélées}\text{,}\\ \text{puisque le bruit sur le temps ne dépend pas de la croissance et donc de la valeur à la naissance}$$

$$\langle N \rangle = \frac{1}{2} [C \langle V \rangle + \Delta] \langle e^{k\bar{\xi}_t} \rangle$$

Pour une distribution Gaussienne  $\langle e^{k\bar{\xi}_t} \rangle = e^{\frac{k^2 \bar{\sigma}_t^2}{2}}$  où  $\bar{\sigma}_t^2 = \langle \bar{\xi}_t^2 \rangle$

$$\langle N \rangle = \frac{\Delta \langle e^{k\bar{\xi}_t} \rangle}{2 - C \langle e^{k\bar{\xi}_t} \rangle} \quad \text{Pour E. coli } \bar{\sigma}_t^2 \approx 0,2$$

Le volume pourrait diverger si  $C e^{\frac{k^2 \bar{\sigma}_t^2}{2}} = 1$ . Il faudrait alors tenir compte du fait que la distribution de  $\bar{\xi}_t$  n'est pas exactement gaussienne sinon  $t_d = t_a + \bar{\xi}_t$  pourrait devenir négatif. On peut en utilisant la même méthode calculer tous les moments  $\langle N^n \rangle$  et on trouve que pour  $C$  et  $k$  donnés la moyenne  $\langle N^n \rangle$  diverge si  $k$  est trop grand, ce qui signifie que la distribution  $P(N)$  est une loi de puissance  $P(N) \sim \frac{1}{N^{\beta+1}} \beta = \frac{d \log^2 - \log C}{(k \bar{\sigma}_t^2)^2}$ . Cependant cet effet n'est pas très important en pratique. Pour E. coli  $k \bar{\sigma}_t = 0,2$  et  $C \approx 34,7$ .

Figure. L'article introduit aussi une asymétrie de division telle que le volume de la cellule fille à la division est  $N_f = r N_m$  où  $N_m$  est le volume de la cellule mère.

## 2. Fluctuations du volume à la division

L'article sur les bactéries de Campos et al.

discuter les fluctuations du volume juste après la division en prenant en compte les fluctuations de la symétrie de la division et celles de

Δ

$$V_i^{t+1} = \left(\varepsilon_i + \frac{1}{2}\right) (V_i + \Delta + \eta_i) \text{ où } \varepsilon \text{ et } \eta \text{ sont des bruits non corrélés}$$

et non corrélés à  $V_i$  que nous supposons Gaussiens. On a  $\langle V_i \rangle = \bar{V} + \delta V_i$

$$M_{i+1} = \left(\varepsilon_i + \frac{1}{2}\right) M_i + \lambda \Delta \varepsilon_i + \eta_i \left(\varepsilon_i + \frac{1}{2}\right) \quad \text{Le valeur moyenne de}$$

cette équation donne  $\langle M_{i+1} \rangle = \frac{1}{2} \langle M_i \rangle$  et  $\langle M_i \rangle$  tend vers zero la valeur moyenne du casse donne

$$\langle M_{i+1}^2 \rangle = \langle M_i^2 \rangle \left( \frac{1}{4} + \langle \varepsilon^2 \rangle \right) + 4 \Delta \langle \varepsilon^2 \rangle + \langle \eta^2 \rangle \left[ \langle \varepsilon^2 \rangle + \frac{1}{4} \right] \text{ où}$$

now avons supposé que  $\langle M_i \rangle = 0$ . Si on a atteint le régime statostatique  $\langle M_i^2 \rangle = \langle M^2 \rangle$  et

$$\langle M^2 \rangle = \frac{1}{3 - 4 \delta^2} \left[ 16 \Delta^2 \bar{V}^2 + 8 \eta^2 (4 \delta^2 + 1) \right] \quad \delta^2 = \langle \varepsilon^2 \rangle \text{ et } \delta \eta^2 = \langle \eta^2 \rangle$$

L'article calcule numériquement la probabilité de distribution de volume et la compare aux expériences

### III Croissance d'une population

Nous allons maintenant discuter la croissance d'une population dont les générations ne sont pas corrélées. Il a été montré dans le travail de John Powell que même dans le cas où les générations ne sont pas corrélées (ce qui n'est pas le cas dans le modèle d'addition de volume) le taux de croissance de la population n'est pas relié de manière évidente à la probabilité de la cellule de se diviser à un âge  $i$ . La raison est que pour qu'une cellule puisse se diviser à un âge  $i$  il faut qu'elle ne se soit pas divisée avant.

La figure de la descendance d'une population montre les types de cellules, les cellules anciennes avant la même génération et les cellules de la dernière génération. Si à chaque division chaque cellule donne  $\gamma$  ( $= 2$ ) cellules à la même génération il y a  $N_1 = \gamma^n$  cellules et en sommant sur tous les ancêtres il y a  $N_0 = \frac{\gamma^n - 1}{\gamma - 1}$  cellules  $N_0 = \frac{N_1}{\gamma - 1}$

Si nous caractérisons une cellule par son âge  $i$ , il y a

- 3 façons de définir la probabilité  $f(t)$  de se diviser à l'âge  $t$
- en moyennant sur la population  $f(t)$
  - en considérant les ancêtres  $f_s(t)$
  - en étudiant la dernière génération à un instant  $t$ .  $f_e(t)$

On pourra aussi définir cette probabilité le long d'une lignée. Si les cellules ne sont pas corélées, on retrouve  $f(t)$ . En moyennant sur les deux types de cellules  $f(t) = \frac{N_a f_2 + N_f f_e}{N_a + N_f} f_2 = f_1 + (V-1) f_2$

Nous supposons que la population croît exponentiellement  $N(t) = N_0 e^{\lambda t}$   
 Pour qu'une cellule donne sa descendance à l'âge  $t$  il faut qu'elle survive jusqu'à l'âge  $t$ . La probabilité pour cela est  $F(t) = \int_{t_0}^{+\infty} f(\tau) d\tau$  et la probabilité que la cellule se divise est  $q(t) = \frac{1}{F(t)}$ .

Now allons décrire la probabilité que la cellule ait un âge  $t$  à l'instant  $t$ .  
 Le nombre  $m(t, t)$  de cellules d'âge  $t$  à l'instant  $t$  est  $m(t, t)$ :

$$\frac{\partial m}{\partial t} + \frac{\partial m}{\partial t} = -q(t) m \text{ pour la distribution d'âge}$$

Il existe une solution "stationnaire"  $m(t, t) = N(t) g(t)$

$$\frac{dg}{dt} = -[\lambda + q(t)] g(t) \text{ ce qui donne la distribution d'âge}$$

$$g(t) = \frac{V \lambda}{V-1} F(t) e^{-\lambda t} \text{ Lin et Amri, Jafarpour et al.}$$

En écrivant que cette distribution est normale  $\lambda V = V \int_{t_0}^{+\infty} f(\tau) d\tau$

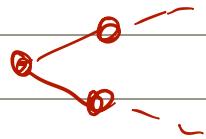
O. E. Powell (1956) \*. Cette équation aboutit à  $\lambda = \frac{V}{V-1} \int_{t_0}^{+\infty} f(\tau) d\tau$   
 croissance de la population en fonction de  $f(t)$ . La distribution  $f_s(t)$  des cellules dans l'arbre est  $f_s(t) = \frac{1}{V} q(t) g(t) = \lambda f(t) e^{-\lambda t}$  ( $V=2$ ) et  $f_2(t) = \lambda (1 - e^{-\lambda t}) f(t)$ . Comme cela est décrit dans l'article de Lin et Amri, la formule de Powell - est vraie en utilisant  $f(t)$ .

Rq. La distribution le long d'une lignée  $f_e(t)$  est égale à la distribution  $f(t)$  uniquement si les générations consécutives ne sont pas corélées mais cela n'est vrai que si  $V=2$  (pas de régulation de volume). Si il n'y a pas de fluctuations du taux de croissance individuel  $k$  Lin et Amri obtiennent l'augment suivant. Le volume croît alors  $V = V_0 e^{kt}$  car chaque cellule croît avec un taux  $k$ . Si le nombre de cellules est  $N(t) = N_0 e^{\lambda t}$  le volume moyen/cellule est  $\bar{V} = \frac{N(t)}{N(t)} \sim e^{(k-\lambda)t}$  et du volume

est régulière et doit être constant pour  $\lambda = \mu$ . Le taux de croissance de la population n'est donc différent de  $\mu$  que si il y a fluctuations du taux de croissance des cellules individuelle figure

\* Rq Démonstration simple de l'équation de Powell.

Annex



$$e^{\lambda t} = \int_0^t dt' e^{\lambda(t-t')} f(t') dt'$$

(1) La durée de l'expérience Sh est plus longue que le temps de doublage du volume. des cellules ont donc augmenté la durée du cycle cellulaire afin d'ajuster le rapport  $S = \frac{A}{V}$

Archées = 3<sup>ème</sup> branche de l'arbre phylogénétique. pas de noyau et pas d'organelles. Mécanisme de transcription et traduction parallèle aux eucaryotes (métabolisme aussi) C. Woese 1977

(2) N<sub>0</sub> est un point fixe stable de cette application